

基础研究

miR-181c 靶向己糖激酶2抑制癌相关成纤维细胞的糖酵解

蓝海兵¹, 罗亮², 齐协飞¹, 龚园其¹, 陈玉¹¹南昌大学第二附属医院综合ICU, 江西 南昌 330006; ²中山大学第一附属医院 MICU, 广东 广州 510080

摘要:目的 探讨 miR-181c 在癌相关成纤维细胞(CAFs)糖酵解中的作用和机制。方法 用组织贴壁法分离原代肺腺癌病人肺组织 CAF 及肺正常成纤维细胞(NFs)。用 Lipofectamine™ 2000 转染 miR-181c mimics, miR-181c inhibitor, siRNA-HK2 和 HK2-vec 等; Q-PCR 检测 miR-181 家族表达水平; Western blotting 检测己糖激酶2(HK2)蛋白表达; 2-NBDG 法检测细胞葡萄糖摄取率; DRY-CHEM FCD3500 仪器检测细胞上清中乳酸生成; 双荧光素酶报告基因系统检测 HK2 mRNA 表达。结果 在细胞形态上 CAFs 与 NFs 无明显区别。与 NFs 组相比, CAFs 组葡萄糖摄取、乳酸生成和 HK2 蛋白表达明显增加, 而 miR-181 家族表达明显减少($P<0.05$)。在 NFs 转染 inhibitor-181c 后, 其 HK2 蛋白表达、葡萄糖摄取和乳酸生成明显增加($P<0.05$); 相反, CAFs 转染了 mimics-181c 后, 其 HK2 蛋白表达、葡萄糖摄取和乳酸生成明显减少($P<0.05$)。并且在敲低 HK2 细胞的 CAFs 中, mimics-181c 不能减少葡萄糖摄取和乳酸生成; 而 mimics-181c 可以减少过表达 HK2 对 NFs 葡萄糖摄取和乳酸生成的增强作用。结论 miR-181c 可以通过抑制 HK2 的蛋白表达来抑制 CAFs 的糖酵解。

关键词: 癌相关成纤维细胞; miR-181; 己糖激酶2; 糖酵解

miR-181c inhibits glycolysis by targeting hexokinase 2 in cancer-associated fibroblasts

LAN Haibing¹, LUO liang², QI Xiefei¹, GONG Yuanqi¹, CHEN Yu¹¹Department of Comprehensive Intensive Care Unit, Second Affiliated Hospital of Nanchang University, Nanchang 330006, China;²Department of Medical Intensive Care Unit, First Affiliated Hospital of Sun Yat-sen University, Guangzhou 510080, China

Abstract: Objective To investigate the role of miR-181c in glycolysis of cancer-associated fibroblasts (CAFs) and explore the mechanism. **Methods** Human lung CAFs and normal fibroblasts (NFs), isolated from fresh human lung adenocarcinoma tissue specimens by primary culture of tissue explants, were transfected with a miR-181c mimics, a miR-181c inhibitor, a siRNA siRNA-HK2 or the vector HK2-vector via Lipofectamine™ 2000. Quantitative real-time PCR was used to analyze the changes in miR-125b expression in the transfected cells; hexokinase-2 (HK2) protein expression in the cells was detected using Western blotting, and the cellular glucose uptake was assessed with 2-NBDG. Lactate production in the cells was examined and expression of HK2 mRNA was detected with dual luciferase reporter gene assay. **Results** No obvious difference was found in the cell morphology between CAFs and NFs. Compared with the NFs, the CAFs showed obviously increased glucose uptake, lactate production and HK2 protein expression with decreased expressions of the miR-181 family ($P<0.05$). Transfection with the miR-181 inhibitor significantly increased glucose uptake, lactate production and HK2 protein expression in the NFs. In CAFs, transfection with the miR-181 mimics caused significantly lowered glucose uptake, lactate production and HK2 protein expression of. Knockdown of endogenous HK2 by siRNA abolished miR-181 mimics-mediated decrease of glucose uptake and lactate production in CAFs, while transfection with miR-181 mimics suppressed HK2 overexpression-induced enhancement of glucose uptake and lactate production in NFs. **Conclusion** Transfection with miR-181 mimics can suppress glycolysis in CAFs by inhibiting HK2 expression.

Key words: cancer-associated fibroblasts; miR-181c; hexokinase-2; glycolysis.

癌相关成纤维细胞(CAFs)是构成肿瘤微环境中的主要部分,可以分泌多种细胞因子促进与肿瘤细胞生长、侵袭等^[1-2]。近期的研究表明,CAF具有独特的代谢方式,即CAF通过糖酵解方式将葡萄糖转化为乳酸,供给其周围的肿瘤细胞;而肿瘤细胞则直接用乳酸进行三羧酸循环(TCA),并且高乳酸的酸性环境也促进肿瘤细

胞的侵袭^[3-4]。miRNA是一类大小为20~25个核苷酸的非编码小RNA,参与调节细胞多种生理病理过程^[5]。miR-181家族包括同源的miR-181a、miR-181b、miR-181c和miR-181d等,研究表明其在细胞的增殖、肿瘤的侵袭等方面具有抑制作用^[6]。那么miR-181家族在细胞糖酵解中的作用尚不可知,因此本实验将在原代CAF上探讨miR-181家族在糖酵解中的作用和机制。

1 材料和方法

1.1 材料

细胞培养基DMEM及血清(Life,美国),HK2—抗

收稿日期:2015-09-22

作者简介:蓝海兵,博士,主治医师,电话:0791-86260510, E-mail: lanhaibing69@163.com

通信作者:陈玉,硕士,主治医师,电话:0791-86260510, E-mail: ddaa520@126.com

(Abcam, 美国), β -actin 一抗(中杉金桥生物公司, 北京), Lipofectamine™ 2000 (Life, 美国), PrimeScript™ RT Master Mix (Takara, 日本), SYBR GREEN (Roche, 美国), 乳酸检测试剂盒 (Biovision, 美国)。

1.2 细胞培养

参考 Ji 等^[7]方法分离培养成纤维细胞。获取手术新鲜癌旁及距离癌组织 5 cm 外肺组织标本, 含 1% 双抗的 PBS 灌洗肺组织, 用组织剪将肺组织剪成 1 mm×1 mm×1 mm 碎组织, 均匀铺在培养瓶底部, 倒置培养瓶, 加入 3 mL 含 10% FBS 的培养基, 置于细胞培养箱中培养 12 h 后轻柔翻转培养瓶, 继续培养。10 d 后显微镜下观察并拍照。

1.3 Mimics-miRNA、inhibitor-miRNA、siRNA 和 vector 转染成纤维细胞

Mimics-miRNA、inhibitor-miRNA、siRNA 和 vector 由广州锐博生物公司合成, 转染过程参考 Lipofectamine™ 2000 说明进行。

1.4 Western blot 检测 HK2 蛋白

收集细胞, 加入细胞裂解液匀浆, 裂解 30 min 后 15 000 r/min、4 ℃, 离心 15 min, 收集细胞上清, 检测浓度。10% 胶电泳、转膜后, 5% 脱脂奶粉封闭 2 h, HK2 一抗 1:1000, 4 ℃ 摇床过夜, 孵二抗, 显影。

1.5 葡萄糖摄取检测

根据 Fischer 等^[8]的报道, 根据细胞对 [³H]-2DG 摄取量来反映其对葡萄糖的摄取率。无血清条件下培养 24 h 后换为低糖 DMEM 培养液, 同时加入 37 kBq/mL [³H]-2DG 继续培养 24 h。消化细胞后留小部分细胞计数, 其他用 0.5 mol/L 氢氧化钠裂解细胞 15 min 后, 加入同体积 0.5 mol/L 盐酸中和。用酶标仪检测细胞裂解液的 dpm 值。(心肌细胞总放射性活性-非特异性结合的放射性活性)/24 h/细胞数即得出心肌细胞 [³H]-2DG 摄取量。

1.6 细胞培养基中乳酸检测

12 孔板细胞 PBS 洗 1 次, 更换无酚红培养基培养 20 h 后, 收集上清后按乳酸检测试剂盒说明书检测, DRY-CHEM FDC3500 分析仪检测乳酸含量; 同时, 消化细胞作细胞计数。最终结果为每 10⁶ 细胞产生乳酸量。

1.7 Q-PCR 检测 miR-181 家族

参考 Nohata 等^[9]的方法, 运用 Applied Biosystems 公司 miR-181 家族检测试剂盒 (TaqMan MicroRNA Assays; Assay ID: 000480, 001098, 000482, 001099) 检测 miR-181 家族表达水平。

1.8 双荧光素酶报告基因检测

参考 Hidaka 等^[10]的方法, 在 24 孔板中加入 PLB 裂解液 100 μ L, 常温下裂解 30 min 后收集于一干净的 EP 管中。将样品加入白色 96 孔板中, 加入 Luciferase Assay Buffer II 后酶标仪检测荧光值 Luc1, 再加入

Stop & Glo® Buffer 检测荧光值 Luc2。Luc1/Luc2 即为检测值。

1.9 统计方法

应用 SPSS 13.0 统计学软件, 采用 One-way ANOVA 方差分析法, 首先利用 Levene 方法进行方差齐性检验, 确定方差齐性且整体比较组间差异有统计学意义后进一步作多重比较, 多重比较采用 LSD 法。以 $P < 0.05$ 为差异有统计学意义。

2 结果

2.1 糖酵解和 miR-181 家族在 CAFs(癌相关成纤维细胞)中的情况

分离原代成纤维细胞, 10 d 后镜下观察细胞形态, NFs 和 CAFs 都成长梭形, 两者在镜下无明显不同(图 1A)。进一步检测糖摄取和细胞培养基中乳酸水平, 结果可见 CAFs 组糖摄取和乳酸产生都较 NFs 组明显增加(图 1B、C)。miR-181 家族表达水平, CAFs 组较 NFs 组明显减少(图 1D), 其中 miR-181c 减少较为明显。由此可见, CAFs 中糖酵解明显增加, 可能与 miR-181c 减少有关。

2.2 miR-181 抑制成纤维细胞糖酵解

在糖酵解增多的 CAFs 中 miR-181 家族表达水平明显减少, 为进一步明确两者之间的关系, 我们通过转染 miR-181 家族的小片段 mimics 或抑制片段 inhibitor 到细胞中。结果显示, 在 NFs 细胞中转染 miR-181 家族的 inhibitor, 其葡萄糖摄取和培养基中乳酸水平明显增加(图 2A、B); 另一方面, CAFs 转染 miR-181 家族的 mimics 后, 其葡萄糖摄取和培养基中乳酸水平明显减少(图 2C、D)。由此可以推测, miR-181 家族参与成纤维细胞糖酵解途径的调控, 其中以 miR-181c 的作用较为明显。

2.3 miR-181c 靶向 HK2 mRNA 下调 HK2 蛋白表达

通过生物信息学网站 (<http://www.microrna.org>) 及相关文献预测 miR-181c 调控的与糖代谢相关的靶向基因。己糖激酶 2(hexokinase-2, HK2) 是催化己糖使之磷酸化的酶, 它是糖酵解途径的第 1 个酶, 也是糖酵解途径的限速酶。我们对比了 NFs 和 CAFs 细胞匀浆中 HK2 的表达, 发现 CAFs 中 HK2 的表达较 NFs 明显增加(图 3)。在高表达 miR-181c 的 NFs 中转染 inhibitor-181c 后, HK2 的表达明显增加; 相反, 在低表达 miR-181c 的 CAFs 转染 mimics-181c 后, HK2 表达明显降低。为进一步明确 miR-181c 的靶点, 我们通过信息学分析预测 miR-181c 在 HK2 mRNA 靶点并将其进行突变。荧光素酶报告基因系统检测结果显示, miR-181c 可以减少野生型(WT)质粒荧光素酶的荧光, 对突变型(MUT)没有影响。以上结果显示, miR-181c 可以靶向 HK2 mRNA 下调 HK2 蛋白表达。

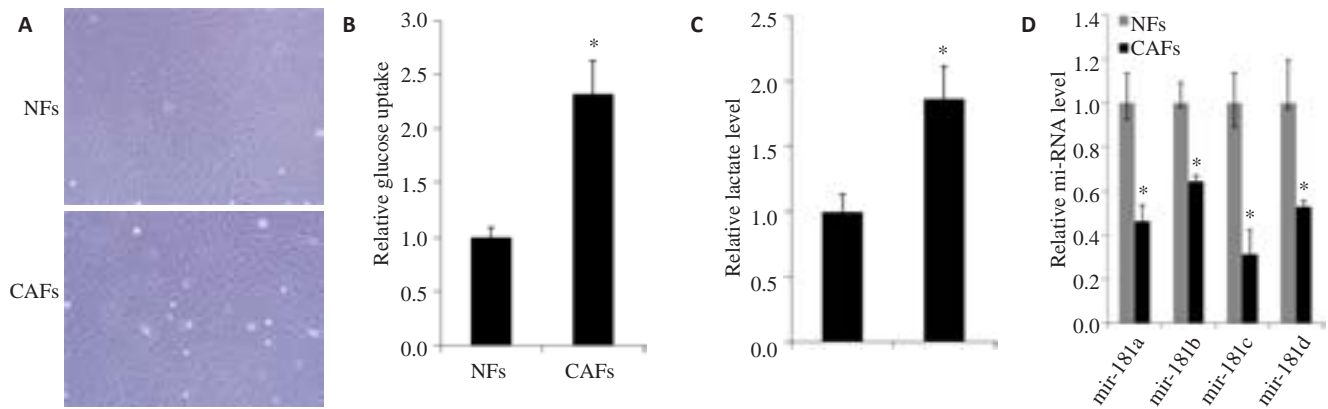


图1 CAFs中糖酵解水平和miR-181家族表达的情况

Fig.1 Glycolysis level and expression of miR-181 family in CAFs. A: NFs and CAFs under inverted microscope (Original magnification: $\times 200$); B: Glucose uptake assessed by 2-NBDG; C: Lactate levels in the culture media determined with lactate Assay Kits (normalized with cell number); D: Q-PCR for analyzing expressions of mir-181 family. * $P < 0.05$ vs NFs group.

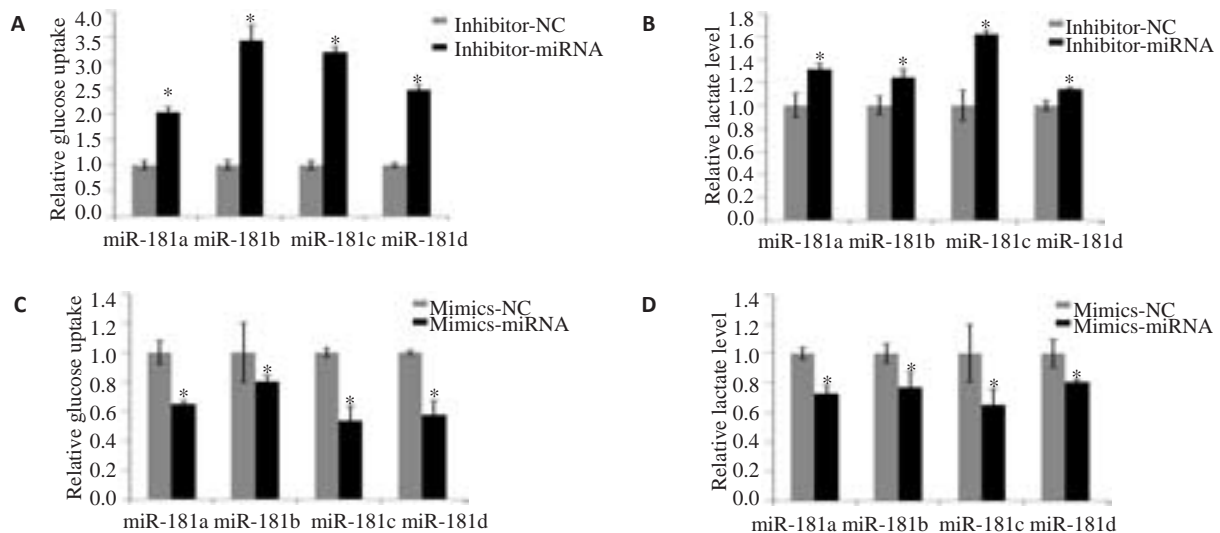


图2 miR-181对成纤维细胞糖酵解的影响

Fig2 Effects of miR-181 family on glycolysis of fibroblasts. Glucose uptake was assessed by 2-NBDG in NFs (A) and CAFs (C); the lactate levels in the culture media were determined in NFs (B) and CAFs (D). * $P < 0.05$ negative control (NC) group.

2.4 miR-181c通过抑制 HK2 的表达促进细胞糖酵解

虽然HK2可以促进糖酵解,并且miR-181c有抑制HK2蛋白表达的作用,但是miR-181c是否通过抑制HK2来抑制细胞糖酵解,还需进一步验证。通过siRNA技术,在敲低HK2的CAF细胞中(图4A)转染mimics-181c,结果显示敲低HK2后,CAF细胞葡萄糖摄取和细胞培养基中乳酸水平明显减少(图4B、C),但是mimics-181c不能进一步减少CAF细胞葡萄糖摄取和细胞培养基中乳酸水平(图4B、C)。另一方面,我们在低表达HK2的NFs中过表达HK2(图4D),其葡萄糖摄取和细胞培养基中乳酸水平明显增加(图4E、F),进一步转染mimics-181c后,过表达的HK2减少(图4D),同时葡萄糖摄取和细胞培养基中乳酸水平明显也较过表达HK2组明显减少(图4E、F)。由此可见,miR-181c是通过抑制HK2的表达来抑制细胞糖酵解。

3 讨论

CAFs是癌组织周围呈激活状态的成纤维细胞^[11-12]。较之正常的成纤维细胞(NFs),CAF的代谢方式也具有独特性。有研究^[13]表明CAF与癌细胞的代谢耦联方式比较符合于“反瓦伯格效应”,主要表现为:CAF的线粒体功能严重受损,迫使CAF使用糖酵解的方式进行代谢,大量产生的乳酸盐被癌细胞摄取和利用,为癌细胞的生长提供能量^[8]。另外CAF产生的乳酸盐还能刺激癌细胞的线粒体,使其氧化磷酸化反应增强。并且,糖酵解产生的乳酸排出到胞外形成酸性环境,有利于肿瘤细胞对周围组织的侵袭^[14-15]。我们的结果也显示,在原代CAF的糖摄取和培养基中乳酸水平较NFs明显增加。

MicroRNA是细胞内重要生理调控机制之一。越来越多的研究表明,microRNA细胞的糖代谢调节,特

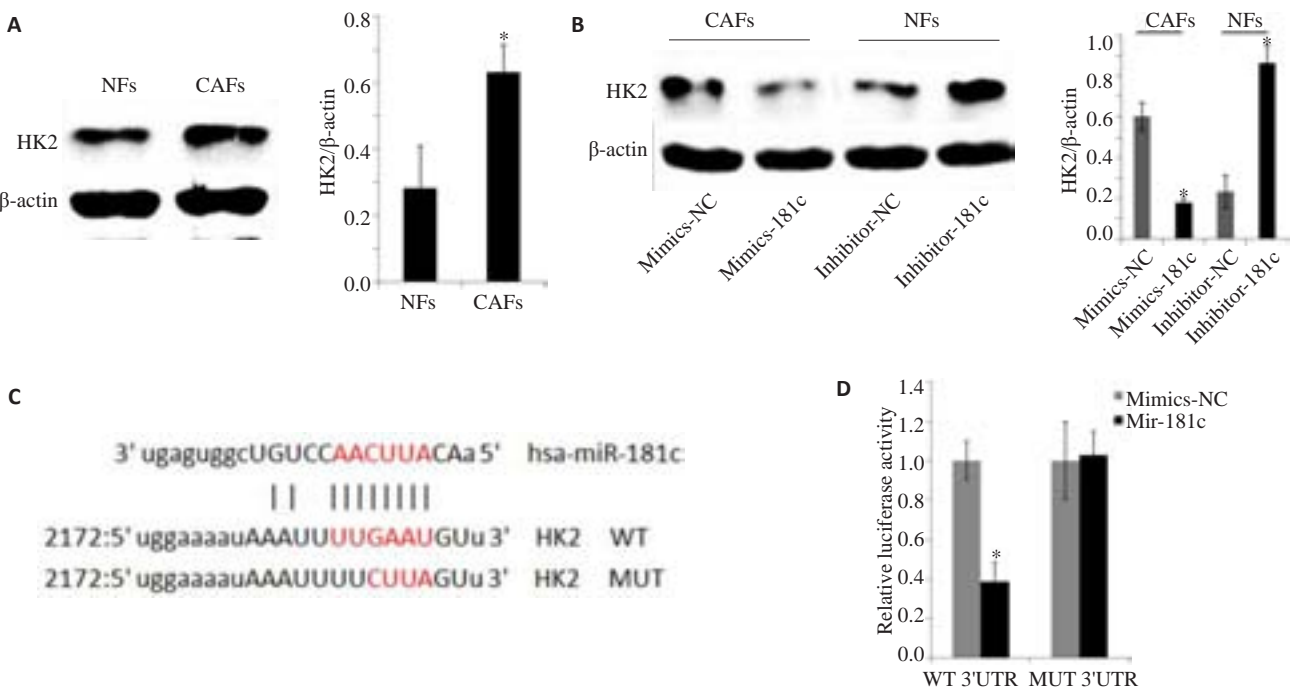


图3 miR-181c靶向HK2 mRNA对HK2蛋白表达的影响

Fig.3 Effect of miR-181c on expression of HK2 protein by targeting HK2 mRNA. A: Expression of HK2 protein determined by Western blotting in NFs and CAFs (* $P<0.05$); B: Expression of HK2 protein in NFs transfected with inhibitor-181c and mimics-181 (* $P<0.05$ vs NC group); C: Wild type (WT) and mutation (MUT) of sequences in the 3'UTR of HK2 targeted by miR-181c. The boxed sequences are complementary to the seed sequence of miR-181c; D: Luciferase reporter gene activity in CAFs (* $P<0.05$ vs NC group).

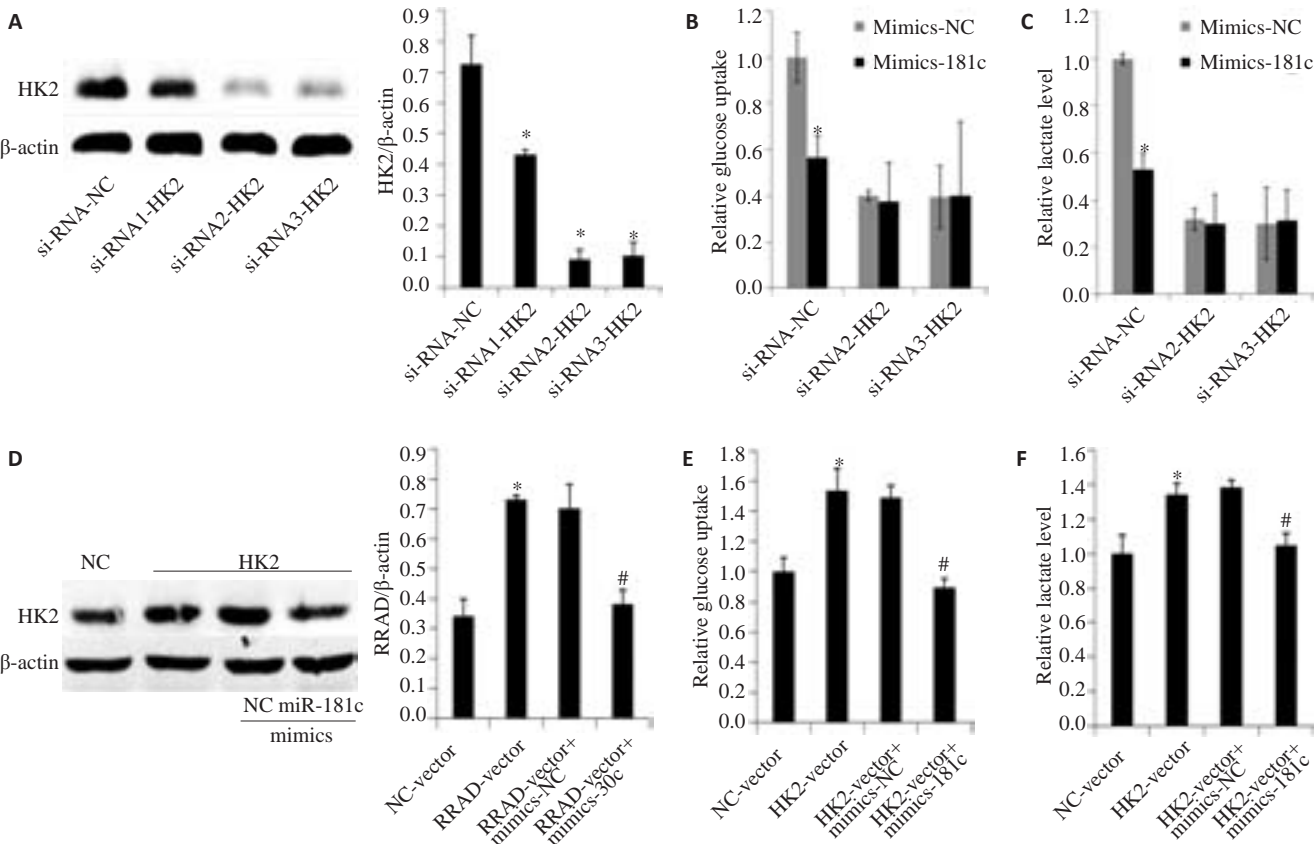


图4 miR-181c抑制 HK2 的表达对进细胞糖酵解的影响

Fig.4 miR-181c suppressed glycolysis through down-regulation of HK2. Western blot was used to determine the expression of HK2 in CAFs transfected with siRNA (A) and in NFs transfected with vector-HK2 and mimics-181c (D); Glucose uptake was assessed by 2-NBDG in CAFs (B) and NFs (E); the lactate levels in culture media were determined in CAFs (C) and NFs (F). * $P<0.05$ negative control (NC) group.

别的糖酵解发挥重要作用^[16-17]。在分离的原代 CAFs 中,有抑制肿瘤作用的 miR-181 家族表达水平明显下降。我们进一步在 CAFs 中转染 miR-181 家族的 mimics,发现 CAFs 的糖酵解受到明显抑制;相反,在 NFs 细胞中转染 miR-181 家族的 inhibitor,能够增加其的糖酵解水平。由此可见,miR-181 家族参与了 CAFs 的糖酵解调控。

为了明确 miR-181 家族调控糖酵解的机制,通过生物信息学分析,发现 miR-181 家族中抑制糖酵解效果较好的 miR-181c 可以靶向糖酵解限速酶 HK2(己糖激酶 2, hexokinase-2) mRNA 的 3'UTR。在 CAFs 细胞中增加 miR-181c 表达后, HK2 蛋白表达水平明显减少。通过荧光素酶报告基因系统进一步检测,发现 miR-181c 靶向的 mRNA 位点发生突变后, miR-181c 对其没有明显的抑制作用。我们可以推测, miR-181c 可以靶向 HK2 mRNA 的 3'UTR,抑制其蛋白翻译。那么, miR-181c 是否通过抑制 HK2 的蛋白水平来减少糖酵解的。敲低 CAFs 细胞 HK2 蛋白水平后,再转染 mimics-181c 后, miR-181c 无明显的抑制糖酵解作用;另一方面, miR-181c 却可以抑制 NFs 过表达 HK2 后糖酵解增加,同时减少 HK2 的蛋白水平。因此,我们推测 miR-181 家族是通过抑制 HK2 的蛋白水平来减少糖酵解。

综上所述, miR-181c 有明显的抑制 CAFs 糖酵解作用,其机制可能是通过抑制糖酵解限速酶 HK2 蛋白的翻译,这为临床治疗肿瘤提供了一个新的思路。

参考文献:

- [1] Jia CC, Wang TT, Liu W, et al. Cancer-associated fibroblasts from hepatocellular carcinoma promote malignant cell proliferation by HGF secretion[J]. PLoS One, 2013, 8(5): e63243.
- [2] Nagasaki T, Hara M, Nakanishi H, et al. Interleukin-6 released by colon cancer-associated fibroblasts is critical for tumour angiogenesis: anti-interleukin-6 receptor antibody suppressed angiogenesis and inhibited tumour-stroma interaction[J]. Br J Cancer, 2014, 110(2): 469-78.
- [3] Sotgia F, Martinez-Outschoorn UE, Pavlides S, et al. Understanding the warburg effect and the prognostic value of stromal caveolin-1 as a marker of a lethal tumor microenvironment[J]. Breast Cancer Res, 2011, 13(4): 213.
- [4] Chaudhri VK, Salzler GG, Dick SA, et al. Metabolic alterations in lung cancer-associated fibroblasts correlated with increased glycolytic metabolism of the tumor[J]. Mol Cancer Res, 2013, 11(6): 579-92.
- [5] 黄秀芳, 邵建永, 颜黎栩, 等. 乳腺癌差异表达的 MicroRNA 的筛选研究[J]. 中山大学学报: 医学科学版, 2009(1): 69-73, 77.
- [6] Huang P, Ye B, Yang Y, et al. MicroRNA-181 functions as a tumor suppressor in non-small cell lung cancer (NSCLC) by targeting Bcl-2[J]. Tumour Biol, 2015, 36(5): 3381-7.
- [7] Ji X, Ji J, Shan F, et al. Cancer-associated fibroblasts from NSCLC promote the radioresistance in lung cancer cell lines[J]. Int J Clin Exp Med, 2015, 8(5): 7002-8.
- [8] Fischer Y, Thomas J, Sevilla L, et al. Insulin-induced recruitment of glucose transporter 4 (GLUT4) and GLUT1 in isolated rat cardiac myocytes. Evidence of the existence of different intracellular GLUT4 vesicle populations [J]. J Biol Chem, 1997, 272(11): 7085-92.
- [9] Nohata N, Hanazawa T, Kikkawa N, et al. Caveolin-1 mediates tumor cell migration and invasion and its regulation by miR-133a in head and neck squamous cell carcinoma[J]. Int J Oncol, 2011, 38(1): 209-17.
- [10] Hidaka H, Seki N, Yoshino H, et al. Tumor suppressive microRNA-1285 regulates novel molecular targets: aberrant expression and functional significance in renal cell carcinoma [J]. Oncotarget, 2012, 3(1): 44-57.
- [11] Xing F, Saidou J, Watabe K. Cancer associated fibroblasts (CAFs) in tumor microenvironment[J]. Front Biosci (Landmark Ed), 2010, 15: 166-79.
- [12] Erez N, Truitt M, Olson P, et al. Cancer-Associated fibroblasts are activated in incipient neoplasia to orchestrate Tumor-Promoting inflammation in an NF-kappaB-Dependent manner[J]. Cancer Cell, 2010, 17(2): 135-47.
- [13] Pavlides S, Whitaker-Menezes D, Castello-Cros R, et al. The reverse Warburg effect: aerobic glycolysis in Cancer associated fibroblasts and the tumor stroma [J]. Cell Cycle, 2009, 8(23): 3984-4001.
- [14] Yizhak K, Le Dévédec SE, Rogkoti VM, et al. A computational study of the Warburg effect identifies metabolic targets inhibiting Cancer migration[J]. Mol Syst Biol, 2014, 10(5): 744.
- [15] Kroemer G. Mitochondria in cancer [J]. Oncogene, 2006, 25(34): 4630-2.
- [16] Yu C, Xue J, Zhu W, et al. Warburg meets non-coding RNAs: the emerging role of ncRNA in regulating the glucose metabolism of cancer cells[J]. Tumour Biol, 2015, 36(1): 81-94.
- [17] Jin LH, Wei C. Role of microRNAs in the warburg effect and mitochondrial metabolism in cancer [J]. Asian Pac J Cancer Prev, 2014, 15(17): 7015-9.

(编辑:孙昌朋)